



#3 IDS-AN

⑯

## DEMANDE DE BREVET EUROPEEN

⑯ Numéro de dépôt: 92810516.2

⑯ Int. Cl. 5: C12N 1/20, A23K 1/00,  
A23C 9/127, // (C12N1/20,  
C12R1:225)

⑯ Date de dépôt: 06.07.92

⑯ Date de publication de la demande:  
12.01.94 Bulletin 94/02

⑯ Etats contractants désignés:  
AT BE CH DE DK ES FR GB GR IT LI LU MC  
NL PT SE

⑯ Demandeur: SOCIETE DES PRODUITS NESTLE  
S.A.  
Case postale 353  
CH-1800 Vevey(CH)

⑯ Inventeur: Brassart, Dominique  
Rue de Remanan 21  
CH-1030 Bussigny(CH)  
Inventeur: Donnet, Anne  
Ch. de Chaponayres 6  
CH-1806 Saint-Legier(CH)  
Inventeur: Link, Harriet  
Boulevard St. Martin  
CH-1800 Vevey(CH)  
Inventeur: Mignot, Olivier

Ch. de Bayse 5  
CH-1807 Blonay(CH)  
Inventeur: Neeser, Jean -Richard  
Rue du Temple 34  
CH-1010 Lausanne(CH)  
Inventeur: Rochat, Florence  
Quartier des Tilleuls 6  
CH-1820 Montreux(CH)  
Inventeur: Schiffrin, Eduardo  
Ch. de la Pierre 30  
CH-1023 Crissier(CH)  
Inventeur: Servin, Alain, UFR de Sciences  
Pharmaceutiques  
Paris XI,  
Dép. Microbiologie et Immunologie  
F-92296 Chatenay-Malabry(FR)

⑯ Mandataire: Wavre, Claude-Alain et al  
55, avenue Nestlé  
CH-1800 Vevey (CH)

⑯ Bactérie lactique.

⑯ Culture biologiquement pure d'une souche de bactérie lactique sélectionnée pour ses facultés d'implantation dans une flore intestinale, d'adhésion à des cellules intestinales, d'exclusion compétitive de bactéries pathogènes sur des cellules intestinales, d'immunomodulation et/ou de réduction d'activité enzymatique fécale.

La présente invention a pour objet une culture biologiquement pure d'une souche de bactérie lactique, une composition contenant cette souche et une utilisation de cette souche.

EP 199535 (Gorbach et Goldin) propose une souche bactérienne identifiée tout d'abord comme étant un *Lactobacillus (L.) acidophilus*, puis comme se rapprochant le plus de *L.casei* subs. *ramnosus* (cf M.Silva 5 et al. dans *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, 31, No 8, 1231-1233, 1987), qui présente une bonne adhésion aux cellules de la muqueuse de l'intestin grêle et qui se prête à des utilisations thérapeutiques. Cette souche, baptisée souche GG et déposée à l'ATCC (American Type Culture Collection) sous le No 53103, peut être utilisée en combinaison avec un support pharmaceutiquement acceptable, en particulier dans des produits alimentaires, notamment dans des produits laitiers acidifiés du type yogourt, par 10 exemple.

D'autres souches du même type ont été utilisées de longue date dans des produits et dans un but analogues. Il existe cependant un besoin de souches particulièrement performantes de ce type qui soient clairement identifiées, qui présentent des vertus indiscutables et qui viennent enrichir la palette des souches disponibles.

15 La présente invention a pour but de satisfaire ce besoin.

A cet effet, selon la présente invention, on propose une culture biologiquement pure d'une souche de bactérie lactique sélectionnée pour ses facultés d'implantation dans une flore intestinale, d'adhésion à des cellules intestinales, d'exclusion compétitive de bactéries pathogènes sur des cellules intestinales, d'immunomodulation et/ou de réduction d'activité enzymatique fécale.

20 Une telle souche est tout particulièrement destinée à être administrée à l'homme ou à des animaux dans un but thérapeutique ou prophylactique au niveau du système gastro-intestinal, notamment dans un but antidiarrhéique.

La souche peut être administrée sous forme de culture biologiquement pure, telle quelle, après congélation et/ou lyophilisation, par exemple. Une telle culture peut comprendre de  $10^8$ - $10^{10}$  germes 25 viables (cfu, de l'expression technique anglaise "colony forming units") par g pour la forme liquide ou congelée, et de  $10^9$ - $10^{11}$  cfu/g pour la forme lyophilisée, par exemple.

La souche peut également être administrée sous forme d'une composition comprenant une telle culture et un support ingérable, en particulier un support pharmaceutiquement acceptable ou un produit alimentaire tel qu'un lait acidifié, notamment un yogourt ou une formule lactée en poudre, par exemple.

30 Dans un premier mode de réalisation préféré de la présente invention, on propose une culture d'une souche de bactérie lactique sélectionnée pour sa faculté de s'implanter dans le tube digestif de souris ou de rats à flore intestinale humaine.

Dans un deuxième mode de réalisation préféré de la présente invention, on propose une culture d'une souche de bactérie lactique sélectionnée pour sa faculté d'exclusion compétitive, sur des cellules intestinales, de bactéries pathogènes responsables de diarrhées.

35 Parmi diverses souches de bactéries ainsi sélectionnées à partir notamment de laits acidifiés, en particulier de yogurts du commerce, ou à partir de cultures du commerce destinées à la préparation de tels laits, ou à partir de fèces d'enfants, par exemple, quatre ont été déposées, à titre d'exemple, selon le traité de Budapest, le 30.06.92, à la Collection Nationale de Cultures de Microorganismes (CNCM), Institut 40 Pasteur, 28 rue du Dr Roux, 75724 Paris Cedex 15, France, où elles ont reçu chacune le No CNCM respectif indiqué ci-après entre parenthèses, à savoir une souche de *Lactobacillus acidophilus* (CNCM I-1225), une souche de *Bifidobacterium breve* (CNCM I-1226), une souche de *Bifidobacterium infantis* (CNCM I-1227) et une souche de *Bifidobacterium longum* (CNCM I-1228).

45 Des détails concernant la morphologie et les propriétés générales de ces souches sont donnés ci-après:

#### L.acidophilus CNCM I-1225

##### Morphologie:

50 - Microorganisme Gram-positif, non motile, ne formant pas de spores.  
 - Bâtonnets isolés assez courts et trapus

##### Métabolisme:

55 - Microorganisme microaérophile, avec métabolisme homofermentaire donnant lieu à la production d'acide lactique L(+) et D(-).  
 - Autres caractéristiques : Catalase (-), production de CO<sub>2</sub> (-), hydrolyse de l'arginine (-).

Fermentation des sucres:

amygdaline (+), arabinose (-), cellobiose (+), esculine (+), fructose (+), galactose (-), glucose (+), lactose (+), maltose (+/-), mannitol (-), mannose (+), melibiose (-), raffinose (+), ribose (-), salicine (+), sucrose (+), trehalose (+).

5 B.breve CNCM I-1226, B.infantis CNCM I-1227 et B.longum I-1228

Morphologie:

10 - Microorganismes Gram-positifs, non motiles, ne formant pas de spores.  
 - Courts bâtonnets aux extrémités arrondies avec branchements en "V" ou en "Y".

Métabolisme:

15 - Microorganismes anaérobies, avec métabolisme hétérofermentaire donnant lieu principalement à la formation d'acide lactique et acétique.  
 - Autres caractéristiques: Catalase (-), production de CO<sub>2</sub> (-), hydrolyse de l'arginine (-).

20 Fermentation des sucres

Le profil de fermentation des sucres de ces espèces étant très instable et non reproductible, seuls quelques sucres sont toujours fermentés, notamment D-ribose, lactose et raffinose.  
 Des détails concernant les propriétés particulières pour lesquelles la présente souche peut être 25 sélectionnée sont donnés ci-après:

Implantation dans une flore intestinaleSouris gnotoxéniques

30 Deux groupes de souris axéniques (souris sans flore intestinale) sont associées chacune avec la flore humaine d'un donneur différent (souris gnotoxéniques). Après plusieurs jours d'installation, les flores intestinales des souris sont tout à fait comparables à celles des donneurs humains, d'un point de vue fonctionnel, qualitatif et quantitatif.

35 Dans le cadre de la présente invention, de nombreuses souches sont testées pour leur aptitude à coloniser le tube digestif de ces souris à flore humaine, autrement dit pour leur faculté d'implantation dans cette flore intestinale.

On constate que la plupart des souches ne sont pas capables de coloniser ces animaux, même après plusieurs inoculations successives, mais que la souche L.acidophilus CNCM I-1225, par exemple, est 40 capable de se multiplier et de s'implanter dans le tube digestif, autrement dit dans la flore intestinale des souris des deux groupes, et ceci même après une seule inoculation.

Cette colonisation ou implantation permet à la souche d'être présente dans les fèces à raison de plus de 10<sup>6</sup> cfu/g. Cette teneur des fèces en germes viables de la souche peut être considérée comme nécessaire et/ou suffisante pour que le métabolisme de la souche puisse modifier celui de l'hôte.

45 On constate en outre que cette implantation persiste tant que l'environnement des animaux n'est pas perturbé.

Rats gnotoxéniques

50 Des rats axéniques sont associés (rats gnotoxéniques) avec une souche (Bacteroides thetaiotaomicron F1 1, collection particulière du Centre de Recherche Nestec SA, CH-1000 Lausanne, Suisse) isolée d'une flore intestinale humaine d'un donneur bien portant destinée, voir plus loin, à simuler la production d'enzymes d'une flore fécale complète. Cette association entraîne une colonisation abondante de l'intestin de ces rats et permet à cette bactérie de se retrouver dans les fèces à raison de environ 10<sup>8</sup> cfu/g.

55 Un essai d'implantation de la souche de L.acidophilus CNCM I-1225, par exemple, dans cette flore résulte en une bonne co-colonisation qui permet à cette souche d'être également présente dans les fèces à raison de environ 10<sup>8</sup> cfu/g.

Volontaires humains

A titre de comparaison, on détermine combien de germes viables de *L.bulgaricus* se retrouvent dans les fèces de volontaires humains bien portants qui consomment du yogourt traditionnel, préparé par 5 fermentation d'un lait de vache avec une culture de *L.bulgaricus* et de *S.thermophilus* du commerce.

Ces volontaires ne consomment aucun produit laitier fermenté durant trois périodes consécutives de 10 semaines chacune, exception faite du yogourt qu'ils consomment durant la deuxième période de trois semaines.

Durant les trois semaines où ils consomment du yogourt, ils le font de manière à ingérer environ  $10^{10}$  10 *L.bulgaricus* par jour, ce qui correspond à environ 3 yogourts de 120 g par jour. Durant la période de consommation des yogourts, on retrouve environ  $10^5$  cfu de *L.bulgaricus* par g de fèces des volontaires.

Dans le cadre de la présente invention, on réalise un essai selon le même scénario que ci-dessus, mais avec du yogourt préparé par fermentation d'un lait avec une culture de *S.thermophilus* et de *B.bifidus* du commerce supplémentée avec la souche *L.acidophilus* CNCM I-1225, par exemple, en concentration du 15 même ordre.

On détermine le nombre total de germes viables de Lactobacilles dans les fèces des volontaires avant, pendant et après la période de consommation du yogourt. On trouve des valeurs de  $10^5$ - $10^6$  cfu/g avant, plus de  $10^7$  cfu/g pendant et  $10^6$  cfu/g après.

On observe donc une augmentation du nombre total de Lactobacilles retrouvés dans les fèces pendant 20 la période de consommation du yogourt. La souche CNCM I-1225 est retrouvée en quantité importante et sous forme viable chez les volontaires. Par contre, elle est éliminée en quelques jours après l'arrêt de la consommation du yogourt.

Réduction d'activité enzymatique fécaleRats gnotoxéniques

Dans le cadre des essais réalisés avec les rats gnotobiotes ci-dessus, on détermine l'activité azoréductase et nitroréductase fécale. Les enzymes azoréductase et nitroréductase sont en effet impliquées 30 dans la production de substances carcinogènes. Une concentration élevée de ces enzymes est liée à une augmentation de risque du cancer du colon.

On constate que l'activité enzymatique fécale des rats gnotobiotes à Bactéroïdes se monte à 2,5  $\mu\text{g}/\text{h}/\text{mg}$  de protéine pour l'azoréductase et à 4,2  $\mu\text{g}/\text{h}/\text{mg}$  de protéine pour la nitroréductase, alors que, 35 pour les rats gnotobiotes à Bactéroïdes dans la flore desquelles la souche CNCM I-1225, par exemple, a été implantée, cette activité enzymatique se monte à 1,8  $\mu\text{g}/\text{h}/\text{mg}$  de protéine pour l'azoréductase et à 3,5  $\mu\text{g}/\text{h}/\text{mg}$  de protéine pour la nitroréductase.

On constate par ailleurs que des rats gnotobiotes à flore intestinale formée exclusivement de la souche CNCM I-1225 ne présentent aucune activité azoréductase et nitroréductase fécale.

En d'autres termes, on constate que la présence de la souche CNCM I-1225 dans la flore de rats 40 gnotobiotes induit une diminution de certaines productions enzymatiques indésirables chez ces animaux, autrement dit des modifications bénéfiques dans le métabolisme de l'hôte.

Volontaires humains

45 Dans le cadre des essais réalisés avec les volontaires humains ci-dessus, on détermine l'activité enzymatique nitroréductase fécale. On détermine cette activité durant les derniers jours qui précèdent la période de consommation du yogourt préparé avec la souche CNCM I-1225, par exemple, tout au long de cette période et dans les premiers jours qui suivent.

On constate ainsi que cette activité passe de 8,2 à 4,9  $\mu\text{g}/\text{h}/\text{mg}$  de protéine durant la période de 50 consommation du yogourt, qu'elle reste à ce niveau durant environ une semaine après cette période et qu'elle remonte progressivement ensuite.

ImmunomodulationVolontaires humains (pouvoir phagocytaire des leucocytes)

Des volontaires humains s'abstiennent de toute consommation de produits laitiers fermentés, à l'exception des produits consommés selon le programme suivant: lait durant trois semaines, yogourt

préparé par fermentation d'un lait avec une culture mixte de *S.thermophilus* du commerce et de *L.acidophilus* CNCM I-1225, par exemple, durant les trois semaines suivantes, puis lait durant six semaines.

On détermine le pouvoir phagocytaire des leucocytes dans le sang périphérique des volontaires, au début et à la fin de chacune de ces périodes.

5 Cette détermination consiste à extraire les leucocytes du sang et à les mettre en présence de bactéries fluorescentes. On mesure la lumière fluorescente émise par les leucocytes qui ont phagocyté des bactéries fluorescentes par analyse cytométrique en flux (avec un appareil commercialisé sous le nom de Facscan). On en déduit le pourcentage des leucocytes qui ont une activité phagocytaire, pourcentage qui représente le début pouvoir phagocytaire.

10 On observe un pouvoir phagocytaire des leucocytes du sang périphérique de 36,5% au début de la première période de consommation de lait, de 32,7% à la fin de cette période et donc au début de la période de consommation de yogourt, de 51,8% à la fin de cette période de consommation de yogourt et de 51,4% six semaines après, donc à la fin de la deuxième et dernière période de consommation de lait. La probabilité que l'on fasse erreur (valeur p) en estimant que cette augmentation du pouvoir phagocytaire des 15 leucocytes est significative est inférieure à 0,1%.

#### Volontaires humains (réponse à un vaccin)

20 16 volontaires humains bien portants (groupe test) suivent le programme d'alimentation suivant: durant deux semaines (semaines 1 et 2) diète normale dont est exclu tout produit fermenté, durant les trois semaines suivantes (semaines 3, 4, 5 et 6) assortie de la consommation de trois yogourts de 125 ml par jour, ces yogourts ayant été préparés par fermentation d'un lait avec une culture de *S.thermophilus* et de *Bifidobacterium bifidus* du commerce à laquelle on a ajouté, à titre d'exemple, la souche de *L.acidophilus* CNCM I-1225 qui est présente dans ce yogourt à raison de  $10^7$ - $10^8$  cfu/ml, et durant encore deux semaines 25 (semaines 6 et 7) diète normale dont est exclu tout produit fermenté.

14 volontaires humains bien portants (groupe témoin) suivent simultanément un programme d'alimentation consistant en une diète normale dont est exclu tout produit fermenté.

Un vaccin oral vivotif (*Salmonella* Typhi Ty21a) commercialisé par la maison Berna SA est administré aux volontaires des deux groupes conformément aux instructions du fabricant aux jours 1, 3 et 5 de la semaine 4.

Des prises de sang sont effectuées sur tous les volontaires 3 jours avant le début de la semaine 3, ainsi que 1 jour et 10 jours après la fin de la semaine 5.

Une détermination de la concentration des IgA spécifiques de la réponse immunitaire aux lipopolysaccharides antigéniques (LPS) de *Salmonella typhi* est réalisée par la méthode ELISA.

35 On constate que l'augmentation de la concentration des IgA spécifiques observée quinze jours après la vaccination, par rapport à la concentration observée neuf jours avant la vaccination, est significative dans les deux groupes (valeur p < 0,001).

Cependant, si l'on considère des plages de facteurs d'augmentation < 2; > 2 et < 3; > 3 et < 4; > 4, on observe des répartitions respectives dans ces plages de 1, 6, 3 et 6 volontaires pour le groupe test contre 40 8, 3, 0 et 3 volontaires pour le groupe témoin. En d'autres termes, les facteurs d'augmentation sont significativement plus élevés dans le groupe test que dans le groupe témoin (valeur p = 0,04).

#### Adhésion à des cellules intestinales

45 Dans le cadre de la présente invention, on étudie l'adhésion de différentes souches de bactéries lactiques à des cellules intestinales, notamment à des cellules épithéliales intestinales humaines Caco-2 (M.Pinto et al., Biol. Cell. 47, 323, 1983) et à des cellules intestinales humaines sécrétrices de mucus HT29-MTX (Lesuffeur et al., Cancer Res. 50, 6334-6343) en culture monocouche *in vitro*.

Pour ce faire, on cultive les cellules dans des flacons en plastique de 25 cm<sup>2</sup> (Corning) pour l'entretien 50 des lignées cellulaires et sur des lames de verre (22x22mm) dégraissées, stérilisées et placées dans des boîtes à six puits (Corning), pour les tests d'adhésion.

Pour cultiver les cellules Caco-2 et HT29-MTX, il faut changer quotidiennement le milieu à partir du deuxième jour suivant le réensemencement. On prépare le milieu de culture à partir de poudre de milieu essentiel minimum Eagle modifié par Dulbecco (DMEM).

55 Les bactéries lactiques sont cultivées en anaérobiose sur milieu MRS à partir d'un stock congelé. Les bactéries sont utilisées à partir du deuxième repiquage.

Un milieu mixte d'incubation sur les cellules est préparé en mélangeant 50% d'un milieu DMEM sans antibiotique et 50% du milieu MRS dans lequel les bactéries ont poussé, ce milieu contenant 10<sup>8</sup>

lactobacilles ou bifidobactéries (cf Chauvière G. et al., FEMS Microbiol. Lett. 91, 213-218, 1992).

Pour réaliser l'adhésion, on dispose le milieu mixte contenant les bactéries sur les cellules intestinales et l'on incube une heure en aérobiose. On effectue cinq lavages par vingt agitations circulaires des boîtes à puits, de façon à permettre une bonne élimination des bactéries non adhérentes. Les tapis cellulaires sont ensuite fixés dans des bains successifs de méthanol, 10 min à 70%, 10 min à 95% et 15 min à 100%, et colorés à la coloration de Gram ou de Giemsa. Un niveau d'adhésion est déterminé par comptage microscopique des bactéries adhérentes.

Parmi les nombreuses souches essayées, les quatre souches déposées, à titre d'exemple, dans le cadre de la présente invention, présentent un bon niveau d'adhésion à des cellules intestinales tel que déterminé par ces essais d'adhésion sur la lignée de cellules Caco-2.

C'est ainsi que la souche *L.acidophilus* CNCM I-1225 adhère aux cellules Caco-2 à raison de environ 150 + 23 cellules de bactérie pour 100 cellules Caco-2. Si l'on note ce résultat avec + + + + +, on obtient une adhésion de + + + + + pour *B.breve* CNCM I-1226, + + + + pour *B.infantis* CNCM I-1227 et + + + + pour *B.longum* CNCM I-1228.

Des essais d'adhésion aux cellules HT29-MTX de la souche *L.acidophilus* CNCM I-1225, par exemple, donnent même des résultats encore plus spectaculaires.

On constate également, de manière surprenante, que l'adhésion de ces souches, ou tout au moins de certaines d'entre elles, est due à un facteur qu'elles sécrètent dans leur propre milieu de culture (MRS ou lait, par exemple). En effet, si le processus d'incubation d'une heure sur Caco-2 décrit ci-dessus est réalisé avec les souches *L.acidophilus* CNCM I-1225, *B.breve* CNCM I-1226, ou *B.longum* CNCM I-1228 sans leur milieu de culture bactérien, on observe une importante diminution de l'adhésion.

En outre, si l'on réalise ce processus d'incubation sur Caco-2 avec ces souches et leur milieu de culture préalablement soumis à un traitement à la trypsin, on observe également une importante diminution de l'adhésion. Ceci semble prouver que le facteur d'adhésion sécrété par ces souches dans leur milieu de culture est une protéine.

#### Exclusion compétitive de bactéries pathogènes

Dans le cadre de la présente invention, on étudie les facultés, présentées par diverses souches de bactéries lactiques, d'exclusion compétitive de bactéries pathogènes, notamment de bactéries pathogènes responsables de diarrhées, sur des cellules intestinales.

On étudie en particulier l'exclusion de certaines souches d'*E.coli*, saprophytes du tube digestif chez l'homme et l'animal, qui peuvent acquérir des caractères de virulence et devenir pathogènes, à savoir des *E.coli* entérotoxigènes (ETEC), des *E.coli* entéroadhérents (DAEC) et des *E.coli* entéropathogènes (EPEC), ainsi que l'exclusion d'une souche de *Salmonella typhi-murium*.

Les souches utilisées pour cette étude sont:

- pour ETEC, la souche H10407 qui exprime CFA/1 (Collection du professeur Joly, Laboratoire de microbiologie, Faculté de médecine et de pharmacie, Université de Clermont-Ferrand 1, 63003 Clermont-Ferrand, France)
- pour DAEC, la souche C1845 (Collection of Dr S.Bilge, Department of Microbiology, School of Medicine, G 3111 Health Sciences Building, University of Washington, Seattle, Washington 98195, USA)
- pour EPEC, la souche JPN115 pMAR7 qui exprime EAF et eae (Collection of Prof. J.Kaper, Center for Vaccine Development, University of Maryland, School of Medicine, 10 South Pine Street, Baltimore, Maryland 21201, USA)
- pour *Salmonella typhi-murium*, la souche SL 1344 (Dr B.Stocker, Stanford University, School of Medicine, Department of Microbiology and Immunology, Sherman Fairchild Science Building, D 333 Stanford, California 94305-5402, USA)

Pour déterminer l'adhésion des bactéries sur les cellules Caco-2, on procède de la manière décrite ci-après:

En bref, on lave deux fois les monocouches de cellules Caco-2 avec un tampon phosphate salin (PBS). Les *E.coli* marquées au <sup>14</sup>C ou les *Salmonella* marquées au <sup>35</sup>S sont mises en suspension dans le milieu de culture, à raison de 10<sup>8</sup> cfu/ml, et 2ml de suspension sont ajoutés à chaque puits contenant une lame portant la culture cellulaire.

Pour *E.coli*, toutes les incubations sont conduites en présence de 1% de D-mannose. Pour déterminer un facteur ou taux d'exclusion, autrement dit quelle proportion de bactéries pathogènes sont empêchées d'adhérer aux cellules Caco-2 par des bactéries lactiques qui prennent leur place, on ajoute 1 ml de suspension contenant 10<sup>8</sup> cfu/ml de souche pathogène marquée et 1 ml d'une suspension contenant soit

10<sup>8</sup>, soit 10<sup>9</sup> cfu/ml de la souche de bactérie lactique testée, à chaque puits contenant une lame portant la culture cellulaire.

On incube les plaques à 37 °C en atmosphère à 10% de CO<sub>2</sub> et 90% d'air durant 1 h. On lave les monocouches de cellules cinq fois au PBS stérile. Les bactéries adhérentes et les cellules intestinales sont dissoutes en solution de NaOH 0,2N. On évalue le nombre de bactéries adhérentes marquées par comptage à scintillation liquide.

Parmi différentes souches de bactéries lactiques ainsi testées quant à leurs facultés ou pouvoir d'exclusion compétitive de bactéries pathogènes, les souches sélectionnées et déposées à titre d'exemple dans le cadre de la présente invention ont effectivement révélé des facultés remarquables présentées dans le tableau ci-après qui donne, en %, les taux d'exclusion réalisés par les souches testées aux dépens des différentes souches pathogènes utilisées dans ces essais.

Souche (No CNCM)	Concentration (cfu/ml)	Taux d'exclusion compétitive (%), vis-à-vis de:			
		ETEC	DAEC	EPEC	Salmonella
I-1225	10 <sup>9</sup>	78	79	83	86
	10 <sup>8</sup>	50	53	53	42
I-1226	10 <sup>9</sup>	80	68	83	88
	10 <sup>8</sup>	55	53	55	41
I-1228	10 <sup>9</sup>	47	47		
	10 <sup>8</sup>	11			
I-1227	10 <sup>9</sup>	58	46		
	10 <sup>8</sup>	18			

#### Revendications

1. Culture biologiquement pure d'une souche de bactérie lactique sélectionnée pour ses facultés d'implantation dans une flore intestinale, d'adhésion à des cellules intestinales, d'exclusion compétitive de bactéries pathogènes sur des cellules intestinales, d'immunomodulation et/ou de réduction d'activité enzymatique fécale.
2. Culture selon la revendication 1 d'une souche de bactérie lactique sélectionnée pour sa faculté de s'implanter dans le tube digestif de souris ou de rats à flore intestinale humaine.
3. Culture selon la revendication 1 d'une souche de bactérie lactique sélectionnée pour sa faculté d'exclusion compétitive, sur des cellules intestinales, de bactéries pathogènes responsables de diarrhées.
4. Culture selon la revendication 1, dans laquelle ladite souche de bactérie lactique est choisie dans un groupe formé des souches *Lactobacillus acidophilus* CNCM I-1225, *Bifidobacterium breve* CNCM I-1226, *Bifidobacterium infantis* CNCM I-1227 et *Bifidobacterium longum* CNCM I-1228.
5. Composition comprenant une culture selon l'une des revendications 1 à 4 et un support ingérable.
6. Composition selon la revendication 5 dans laquelle ledit support est un support pharmaceutiquement acceptable.
7. Composition selon la revendication 5 dans laquelle ledit support est un produit alimentaire.
8. Composition selon la revendication 7 dans laquelle ledit produit alimentaire est un lait acidifié, notamment un yogourt ou une formule lactée en poudre.
9. Souche de bactérie lactique selon l'une des revendications 1 à 4 destinée à être administrée à l'homme ou à des animaux dans un but thérapeutique ou prophylactique au niveau du système gastro-intestinal, notamment dans un but antidiarrhéique.



DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS

Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes	Revendication concernée	CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. Cl.5)
D, Y	EP-A-0 199 535 (THE NEW ENGLAND MEDICAL CENTER HOSPITALS INC.) * le document en entier * ---	1,5,9	C12N1/20 A23K1/00
Y	IMMUNOLOGY vol. 63, no. 1, 1988, OXFORD GB pages 17 - 23 PERDIGON G; DE MACIAS M E N; ALVAREZ S; OLIVER G; DE RUIZ HOLGADO A P 'SYSTEMIC AUGMENTATION OF THE IMMUNE RESPONSE IN MICE BY FEEDING FERMENTED MILKS WITH LACTOBACILLUS -CASEI AND LACTOBACILLUS - ACIDOPHILUS' * le document en entier * ---	3,4,6-8 1,5,9	A23C9/127 //(C12N1/20, C12R1/225)
A	MEDLINE DATABASE, Bethesda, US, Abstract n. 92253433 Balli F; Bertolani P; Giberti G; Amarr 'Batterioterapia orale ad alte dosi...'& & Pediatr Med Chir (ITALY) Jan-Feb 1992, 14 (1) p13-5	4,6-8 1,3-9	
A	BIOLOGICAL ABSTRACTS vol. 79 Philadelphia, PA, US; abstract no. 252134 DUCLUZEAU R; RAPINE P; COURVALIN C; RAIBAUD P 'TRANSFER OF THE FECAL MICROBIAL FLORA FROM HOLOXENIC PIGLETS AND ADULT PIGS TO AXENIC PIGLETS AND AXENIC ADULT MICE EFFECT OF THE ANIMAL HOST AND OF THE DIET ON THE FECAL MICROBIAL PATTERN OF THESE ANIMALS.' * abrégé * & ANN MICROBIOL (PARIS) 129B (4). 1978 (RECD. 1979). 597-612. ---	2	DOMAINES TECHNIQUES RECHERCHES (Int. Cl.5)  C12N A23K A23C C12R
Le présent rapport a été établi pour toutes les revendications			
Lieu de la recherche	Date d'achèvement de la recherche	Examinateur	
BERLIN	23 FEVRIER 1993	GURDJIAN D.	
CATÉGORIE DES DOCUMENTS CITES			
X : particulièrement pertinent à lui seul	T : théorie ou principe à la base de l'invention		
Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie	E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date		
A : ampio-pièce technologique	D : cité dans la demande		
O : divulgence non-tertiaire	L : cité pour d'autres raisons		
P : document intercalaire	& : membre de la même famille, document correspondant		



Office européen  
des brevets

RAPPORT DE RECHERCHE EUROPEENNE

Numéro de la demande

EP 92 81 0516  
PAGE2

DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS			Revendication concernée	CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. Cl.5)						
Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes									
A	<p>MEDICINA vol. 46, no. 6, 1986, BUENOS AIRES pages 751 - 754 PERDIGON G; NADER DE MACIAS M E; ALVAREZ S; MEDICI M; OLIVER G; PESCE DE RUIZ HOLGADO A 'IMMUNOPOTENTIATING ACTIVITY OF ORALLY-ADMINISTERED LACTIC BACTERIA BENEFICIAL EFFECT IN INFANTILE DIARRHEA .' * le document en entier ---</p> <p>PATENT ABSTRACTS OF JAPAN vol. 13, no. 579 (C-668)20 Décembre 1989 &amp; JP-A-12 42 532 ( YAKULT HONSHA CO LTD ) 27 Septembre 1989 * abrégé *</p>		1,3-9							
			1,4,5,9							
				DOMAINES TECHNIQUES RECHERCHES (Int. Cl.5)						
<p>Le présent rapport a été établi pour toutes les revendications</p> <table border="1"> <tr> <td>Lieu de la recherche</td> <td>Date d'achèvement de la recherche</td> <td>Examinateur</td> </tr> <tr> <td>BERLIN</td> <td>23 FEVRIER 1993</td> <td>GURDJIAN D.</td> </tr> </table> <p>CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES</p> <p>X : particulièrement pertinent à lui seul Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie A : arrêté-plan technologique O : divulgation non-écrite P : document intercalaire</p> <p>T : théorie ou principe à la base de l'invention E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date D : document déposé L : cité pour d'autres raisons &amp; : membre de la même famille, document correspondant</p>					Lieu de la recherche	Date d'achèvement de la recherche	Examinateur	BERLIN	23 FEVRIER 1993	GURDJIAN D.
Lieu de la recherche	Date d'achèvement de la recherche	Examinateur								
BERLIN	23 FEVRIER 1993	GURDJIAN D.								

